

使用说明书

Instruction Manual

TargetMol
YOUR TARGET MOLECULES

小鼠 B 细胞分选试剂盒 (阴选)

Mouse B Cell Isolation Kit (negative selection)

产品描述

TargetMol 的小鼠 B 细胞分选试剂盒 (阴选) 提供超顺磁性微珠, 采用阴性分选法, 从小鼠脾脏、淋巴结和骨髓中分离出 B 细胞。原理是选用生物素 (biotin) 标记的单克隆抗体对非目标细胞进行标记, 而后通过链霉亲和素 (streptavidin) 标记的磁珠对非目标细胞进行清除, 从而达到小鼠 B 细胞分选的目的。

细胞分选的产品推荐

1. 小鼠细胞

	脾脏	淋巴结	外周血	骨髓	肿瘤组织
CD3 ⁺ T 细胞	C0061		/	/	/
CD4 ⁺ 细胞	C0062 (首选), C0067 (可选)		C0067	/	C0067
CD8 ⁺ 细胞	C0063 (首选), C0068 (可选)		C0068	/	C0068
中性粒细胞	C0064	/	C0064	C0064	/
CD3 ⁺ 细胞去除	C0152	C0152	/	/	/
CD3/CD28 T 细胞激活	C0180	/	/	/	/
B 细胞	C0218	C0218	/	C0218	/

2. 人源细胞

	外周血	脐带血
CD3 ⁺ T 细胞	C0065	/
CD34 ⁺ 细胞富集	C0066	C0066
CD4 ⁺ T 细胞	C0148	/
CD8 ⁺ T 细胞	C0149	/
CD3/CD28 T 细胞激活	C0150	/
CD66b ⁺ 细胞	C0151	/
中性粒细胞	C0216	/
CD3 ⁺ 细胞去除	C0217	/

产品特点

1. 纯度高: 分选细胞的纯度高, 可达 97%。
2. 活性高: 分选后细胞功能保持完好, 无异常激活, 无抗体和磁珠标记。
3. 易操作: 无需使用分离柱, 通过磁力架即可实现目标细胞分离。最快只需 25 min 即可获得目标细胞。

产品应用

- 适用于从小鼠脾脏、淋巴结和骨髓中分选出 B 细胞。

产品信息

产品编号	产品名称	for 1×10 ⁸ cells	for 5×10 ⁸ cells	for 1×10 ⁹ cells
C0218-1	Biotin-Antibody Mix	20 μL	100 μL	200 μL
C0218-2	Streptavidin Magnetic Beads	200 μL	1 mL	2 mL

操作说明

1. 制备单细胞悬液: 将脾脏放置在 70 μm 的细胞筛网上研磨, 并用预冷的 PBS 冲洗筛网, 将细胞悬液收集至 50 mL 离心管中, 500 g 离心 5 min。
2. 离心结束后, 弃去上清液, 每只小鼠加入 5 mL 红细胞裂解液 (ACK) 并在室温下裂解 5 min。随后加入 20 mL PBS, 500 g 离心 5 min。

注: 红细胞裂解的时间和用量可根据所用裂解液进行调整, 少量红细胞的残留对后续分选和细胞纯度影响不大。

- 离心结束后，弃去上清液，将脾细胞重悬于 PBS 中，并用 70 μm 的细胞筛网过滤。细胞计数完成后，再次以 500 g 离心 5 min。
注：为避免组织碎片和细胞团块影响后续分选的纯度，细胞悬液需经过细胞筛网过滤。
- 离心结束后，弃去上清液，将细胞重悬于分选缓冲液中，并调整细胞浓度至 1×10^8 个细胞/mL。
注：分选缓冲液推荐配方：PBS，含有 2 mM EDTA 和 2% FBS；或 PBS，2 mM EDTA 和 0.5% BSA。缓冲液需预先经 0.22 μm 滤膜过滤灭菌。
- 将 100 μL 的细胞悬液（含 1×10^7 个细胞）加入 1.5 mL 无菌流式管底部，再加入 2 μL Biotin-Antibody Mix，混匀后在 4°C 下孵育 10 min。孵育完成后，加入 1 mL 分选缓冲液，500 g 离心 5 min。弃去上清液，向细胞沉淀加入 100 μL 分选缓冲液重悬细胞，转移至无菌流式管。
注：将细胞加入流式管底部时，避免沿管壁添加。若分选更多细胞，Biotin-Antibody Mix 的用量需按比例增加。根据磁力架的不同，也可使用离心管进行细胞分选。
- 磁珠预处理：**涡旋振荡重悬磁珠，将所需量的磁珠移至 1.5 mL 离心管中，加入 1 mL 分选缓冲液，10000 g 离心 1 min，弃去上清。重复以上洗涤步骤一次。加入与原体积相同的分选缓冲液重悬磁珠。若使用 20 μL 磁珠进行清洗，则清洗后用 20 μL 分选缓冲液重悬。
- 向细胞中加入 20 μL 经过预处理的 Streptavidin Magnetic Beads，混合均匀，4°C 下孵育 10 min。
注：若分选的细胞数量较多，Streptavidin Magnetic Beads 的用量需按比例增加。例如，分选 5×10^7 个细胞时，在 500 μL 细胞悬液中加入 10 μL Biotin-Antibody Mix 和 100 μL Streptavidin Magnetic Beads。若分选细胞少于 1×10^7 个，则应将细胞悬液体积补至 100 μL ，并加入 2 μL Biotin-Antibody Mix 和 20 μL Streptavidin Magnetic Beads。
- 孵育结束后，在流式管中加入 2.5 mL 分选缓冲液，用移液器轻轻吹打混匀 5 次，避免剧烈振荡或上下颠倒混匀。
- 将装有细胞的流式管置于磁力架上静置 5 min。
- 将细胞悬液轻轻倒入无菌离心管中，倒出过程中流式管保持在磁力架上。500 g 离心 5 min，弃去上清，收集细胞。
- 根据实验要求洗涤细胞后，将其重悬于所需的缓冲液或培养基中，便可用于后续的生物分子生物学或细胞生物学实验。

保存条件

4°C，2 年。

注意事项

- 避免冷冻试剂盒各组分。磁珠应保存在储存溶液中，防止干燥。
- 在从磁珠保存管中取出磁珠之前，应充分震荡以确保均匀悬浮。操作过程中注意避免产生气泡。
- 建议使用质量较好的移液器吸头和反应管，以避免因磁珠和溶液附着而造成损失。
- 推荐使用磁场强度大于 7000Gs 的磁力架，磁性过低可能影响分选效果。
- 本产品仅限于专业人员的科学研究用，不得用于临床诊断或治疗，不得用于食品或药品，不得存放于普通住宅内。
- 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

阴选法和阳选法的比较

磁性细胞分选技术	阴选法	阳选法
样本类型	多样	多样
捕获方式	磁珠结合非目的细胞	磁珠结合目的细胞
是否需要解离	不需要	需要
目的细胞是否有抗体标记	无	有
细胞纯度	>97%	>95%
细胞活性	高	高
特点	目的细胞纯度高； 细胞无抗体、无磁珠残留； 细胞活性更好，适用于下游功能实验。	样本范围更广泛

